(19)日本国特許庁 (JP)

(12) 公開特許公報(A)

(11)特許出顧公開番号 特開平4-217916

(43)公開日 平成4年(1992)8月7日

(51)Int.Cl. A 6 1 K 31/165	識別記号 AEL ABE ABF ACD	庁内整理番号 8413-4C 8413-4C 8413-4C 8413-4C	FI	技術表示循所
	ACL	8413 – 4 C		
			審査請求 未	未請求 請求項の数3(全 9 頁) 最終頁に続く
(21)出願番号	特顯平 3-91658		(71)出版	顕人 000004569
				日本たばこ産業株式会社
(22)出願日	平成3年(1991)3	月29日		東京都品川区東品川4丁目12番62号
			(72)発明	明者 本多 一郎
(31)優先権主張番号	特顯平2-161376		1	神奈川県横浜市緑区梅が丘6番地2 日本
(32)優先日	平2 (1990) 6 月21	B	1	たばこ産業株式会社生命科学研究所内
(33)優先權主張国	日本(JP)		(72)発明	明者 野口 正人
			Ì	神奈川県横浜市緑区梅が丘6番地2 日本
			}	たばこ産業株式会社生命科学研究所内
			(72)発明	明者 福鳴 淳
				神奈川県横浜市緑区梅が丘6番地2 日本
				たばこ産業株式会社生命科学研究所内
			(74)代理	理人 弁理士 鈴江 武彦
				最終頁に続く
			1	

(54) 【発明の名称】 抗炎症剤

(57)【要約】

【目的】プロスタグランジン類及びロイコトリエン類の 増加に起因する炎症及びその他の疾病に対する治療効果 を有する抗炎症剤を提供する。

【構成】 化1に示す一般式で表される活性成分を有する抗炎症剤。

(化1)

(式中、Xは、NO: またはHである。一方、X=NO: の場合、Rは1ないし18個の炭素原子からなる直鎖アルキル及びシクロヘキシル、慢換フェニル、並びに1ないし5個の炭素原子を有するフェニルアルキル及び2ないし10個の炭素原子を有する置換フェノキシアルキル、置換フェノキシフェニルであり、また、X=Hの場合、Rは6ないし10個の炭素原子からなる直鎖アルキル並びに2ないし10個の炭素原子を有する置換フェノ

キシアルキル、置換フェノキシフェニルである。)

【特許請求の範囲】

【請求項1】 化1に示す一般式で表される活性成分を 有する抗炎症剤。

(化1)

2 の場合、Rは1ないし18個の炭素原子からなる直鎖 アルキル及びシクロヘキシル、置換フェニル、並びに1 ないし5個の炭素原子を有するフェニルアルキル及び2 ないし10個の炭素原子を有する置換フェノキシアルキ ル、置換フェノキシフェニルであり、また、X=Hの場 合、Rは6ないし10個の炭素原子からなる直鎖アルキ ル並びに2ないし10個の炭素原子を有する置換フェノ キシアルキル、置換フェノキシフェニルである。)

【請求項2】 化2に示す一般式で表される活性成分を 有するプロスタグランジン類生合成阻害薬。

(化2)

(式中、Xは、NO: またはHである。一方、X=NO 2 の場合、Rは1ないし18個の炭素原子からなる直鎖 アルキル及びシクロヘキシル、置換フェニル、並びに1 ないし5個の炭素原子を有するフェニルアルキル及び2 30 いる (現代医療 vol. 21, P53, 1989)。 ないし10個の炭素原子を有する置換フェノキシアルキ ル、置換フェノキシフェニルであり、また、X=Hの場 合、Rは6ないし10個の炭素原子からなる直鎖アルキ ル並びに2ないし10個の炭素原子を有ずる置換フェノ キシアルキル、置換フェノキシフェニルである。)

【請求項3】 化3に示す一般式で表される活性成分を 有するロイコトルエン類生合成阻害薬。

[化3]

(式中、Xは、NO: またはHである。一方、X=NO 2 の場合、Rは1ないし18個の炭素原子からなる直鎖 アルキル及びシクロヘキシル、置換フェニル、並びに1 ないし5個の炭素原子を有するフェニルアルキル及び2 ないし10個の炭素原子を有する置換フェノキシアルキ ル、置換フェノキシフェニルであり、また、X=Hの場 ル並びに2ないし10個の炭素原子を有する環換フェノ キシアルキル、置換フェノキシフェニルである。)

【発明の詳細な説明】

[0001]

【産業上の利用分野】本発明は、プロスタグランジン類 及びロイコトリエン類の生合成を阻害する抗炎症剤に関 する。プロスタグランジン類は、炎症の原因物質であ り、ロイコトリエン類は、アレルギー、炎症等の原因物 質である。従って、本発明の化合物は、プロスタグラン (式中、Xは、NO2 またはHである。一方、X=NO 10 ジン類及びロイコトリエン類によって惹起される炎症の 治療に有用である。

[0002]

【従来の技術】プロスタグランジン、トロンポキサン、 ロイコトリエン等に代表されるアラキドン酸代謝物は、 多くの生理作用を有し、生体の恒常性維持などに働く極 めて重要なホルモンである。アラキドン酸代謝物の生理 作用は、その量が極めて大きな影響を与える。外的要因 等により生体内のアラキドン酸代謝物の量に変化が起こ ると、種々の疾病の発生につながることが知られてい 20 る。特に、多量のプロスタグランジン類は、炎症の原因 物質として広く知られている。また、多量のロイコトリ エン類は、気管支喘息(Samuelsson. Plostaglandins, 17, 785-787, 1979 . Barnes, Thorax, 39, 500-504, 1984, Weis s, Sience, 196-198, 1980, 福田健 他, アレルギア、15、 12 ~23,1986)、皮膚アレルギー、乾癬 (Dlack, A. K. J. L. uvest. Dematol, 89,337,1987) 等のアレルギー性疾患、 腎炎等の炎症、気管支喘息、皮膚アレルギー、虚血性疾 啟 Olishida . M. Circulatin. 76. 482 . 1987). 消化性清 瘍、肝障害等の疾病に強く関与していることが知られて

【0003】プロスタグランジン類及びロイコトリエン 類は、図1に示す如く、アラキドン酸から生合成され る。なお、図中、PGは、プロスタグランジン、 TIA 』は、トロンポキサン、LTは、ロイコトリエン、5-EPET B は、5-ヒドロベルオキシ-6,8,11,14- エイコサテトラ エン酸、5-配化は、5-ヒドロキシ-6,8,11,14- エイコサ テトラエン酸を示す。

【0004】図1に示すアラキドン酸カスケードからわ かるとおり、ホスホリパーゼ ん により細胞膜のリン脂 40 質から合成されたアラキドン酸は、まず、シクロオキシ ゲナーゼによって、2分子の酸素が添加され、プロスタ グランジン G. に変換される。次いで、ハイドロベルオ キシダーゼによって、プロスタグランジン LL に変換さ れる。このプロスタグランジン LL から、各種酵素によ って、プロスタグランジン I: 、プロスタグランジン F 2 、プロスタグランジン D2、プロスタグランジン En 、トロンポキサン Au が生合成され、各種炎症の原 因となっている。

【0005】一方、アラキドン酸は、5-リポキシゲナー 合、Rは6ないし10個の炭素原子からなる直鎖アルキ 50 ゼにより酸化・脱水されてロイコトリエンA。に変換さ

れる。 すなわち、5-リポキシゲナーゼは、アラキドン酸 を酸化する5-オキシゲナーゼ活性と、これにより産出さ れる5-HPBTB を脱水してロイコトリエンA。に変換する ロイコトリエンA、合成酵素活性を有する。

【0006】従って、シクロオキシゲナーゼ及び5-リボ キシゲナーゼの酵素活性を阻害することにより、上配説 明したプロスタグランジン類及びロイコトリエン類に起 因する各種疾病を治療することができる。

【0007】従来、プロスタグランジン類の生合成阻害 薬としては、例えば、アスピリン、ジクロフェナク、メ 10 フェナム酸、メクロフェナム酸、インドメタシン、フェ ニルプタゾン、ピルプロフェン、オキシフェンブタゾン 等が知られている。また、ロイコトリエン類の生合成阻 害薬としては、例えば、フェニドン、カフェイン酸等が 知られている。(現代医療 vol. 21, P53, 1989)

[0008]

【発明が解決しようとする課題】しかしながら、同じア ラキドン酸代謝物であるプロスタグランジン類及びロイ コトリエン類は、炎症患部において、相互に作用して炎 ジャーナル、Vol. 26, No. 5, 1990/P933)。従って、シクロ オキシゲナーゼ又は5-リポキシゲナーゼの酵素活性の一 方のみを阻害しても十分な抗炎症効果は得られなかっ

【0009】本発明は、かかる点に鑑みてなされたもの であり、プロスタグランジン類及びロイコトリエン類の 増加に起因する炎症及びその他の疾病を十分に抑制する ことができる抗炎症剤を提供するものである。

[0010]

【課題を解決するための手段】アラキドン酸カスケード 30 の上下に位置するホスホリバーゼ Az 及びシクロオキシ ゲナーゼの両酵素を阻害することによって、プロスタグ ランジン類及びロイコトリエン類の両者の生合成を阻害 する、所謂、ダブルインヒピターが考えられる。ダブル インヒピターとしては、ヒドロコルチゾン等のステロイ ド剤やアルミノブロフェンが知られている(星、医薬ジ ャーナル、Vol. 26, No. 5, 1990/P933)。

【0011】一方、アラキドン酸カスケードにおいて並 列関係にあるシクロオキシゲナーゼ及び5-リポキシゲナ ーゼの酵素活性を両方とも阻害する、所謂、デュアルイ 40 得、ついでこの化合物(III) を一般式; RNH: ンヒビターが提案されているが、抗炎症剤として十分な 治療効果を有するものは知られていなかった。

【0012】上記課題を解決するために鋭意検討した結 果、すでに、光合成阻害剤として公知である化4に示す 一般式 (1) を有する(3- ニトロ)-2,4,6-トリヒドロキ シ安息香酸誘導体(特関平第 1-228949号公報)が、上 述のアラキドン酸カスケードにおいてシクロオキシゲナ ーゼ及び5-リポキシゲナーゼの両酵素を阻害し、プロス タグランジン類及びロイコトリエン類生合成を抑制し する炎症等の疾病を治療する顕著な効果を有するデュア ルインヒビターであることを見出だした。

[0013]

[化4]

(式中、Xは、NO2 またはHである。一方、X=NO 』の場合、Rは1ないし18個の炭素原子からなる直鎖 アルキル及びシクロヘキシル、置換フェニル、並びに1 ないし5個の炭素原子を有するフェニルアルキル及び2 ないし10個の炭素原子を有する置換フェノキシアルキ ル、置換フェノキシフェニルであり、また、X=Hの傷 合、Rは6ないし10個の炭素原子からなる直鎖アルキ ル並びに2ないし10個の炭素原子を有する置換フェノ キシアルキル、置換フェノキシフェニルである。)一般 式(I)中、X=NO2 である3-二トロ-2,4,6- トリヒ 症反応を増幅させていることが知られている(星、医薬 20 ドロキシ安息香酸誘導体は、特願平第1-231778号に開示 された製造方法により製造できる。すなわち、一般式: [0014]

【化5】

で表されるフロログルシンカルボン酸を硫酸と硝酸との 混合物と反応させてニトロ化することにより一般式:

[0015]

[化6]

で表される3-ニトロ-2.4.6- トリヒドロキシ安息香酸を

(式中、X=NO2 の場合、Rは1ないし18個の炭素 原子からなる直鎖アルキル及びシクロヘキシル、微換フ ェニル、並びに1ないし5個の炭素原子を有するフェニ ルアルキル及び2ないし10個の炭素原子を有する置換 フェノキシアルキル、置換フェノキシフェニルであ る。) で表されるアミンとを縮合剤の存在下に縮合させ て本発明の3-ニトロ-2,4,6-トリヒドロキシカルボン酸 誘導体(1)を得ることができる。

【0016】なお、一般式(1)中、X=Hである2.4. て、プロスタグランジン頻及びロイコトリエン類が惹起 50 6-トリヒドロキシカルボン酸誘導体は、上記説明した製

遺方法からニトロ化の工程(化合物(III)から化合物(II)を得る工程)を含き、縮合の工程で用いられるアミンとしてRNH。(式中、Rは6ないし10個の炭素原子からなる直鎖アルキル並びに2ないし10個の炭素原子を有する置換フェノキシアルキル、置換フェノキシフェニルである)を用いることにより同様の方法で製造することができる。

【0017】本発明の抗炎症剤の成人あたりの投与量は、患者の症状に応じて適宜定められるが、通常体重 1 kgあたり1 kg~100 kgである。

【0018】また、投与経路は、経口、皮下注射、静脈 注射、局所的投与等が望ましいが特に限定されるもので はない。

【0019】また、投与する薬剤の形態は、製剤学的に 許容し得る賦形剤または溶剤との混和により、常法で散 剤、顆粒剤、錠剤、カプセル剤、注射剤、局所用剤等に 調製することもできる。

[0020]

【実施例】以下、本発明の抗炎症剤を製造し、その効果 を調べた結果について説明する。

【0021】 〈A〉3-ニトロ-2,4,6- トリヒドロキシカルボン酸誘導体(I)の製造N-ブチル-3- ニトロ-2,4,6- トリヒドロベンズアミド(I, R=ブチル基)を、特額平第1-2317785 号公報の実施例に従って以下の如く製造した。

【0022】(1)機械式かき混ぜ器を備えた500 ml容の四つロフラスコに200 mlの60%(v/v)硫酸をいれ、氷冷した。これに18.8g (0.1 モル)のフロログルシンカルボン酸(II)を徐々に加え、均一になるまで(約15分間程度)撹拌した。更に、60%硝酸15.6mlを徐々に加え、氷冷しながら約3時間撹拌した。

【0023】反応生成物を砕いた氷200gの上にあけ、生じた沈殿物を濾取した。この沈殿物を氷冷した塩酸性飽和食塩水で洗浄したのち500mlの熱メタノール中に溶解し、不要物を濾別後減圧下濃縮乾燥し、収量20gで3-二トロ-2,4,6-トリヒドロカルボン酸(III)の粗製物を得た。

【0024】(2) 塩化カルシウム乾燥管をつけた200 町容のフラスコ中で、工程(1)で得られた3-二トロ-2,4,6-トリヒドロカルポン酸(III)の粗製物860 mg(4 40ミリモル)を720 mg(6ミリモル)のN-ヒドロキシスクシンイミドとともに無水テトラヒドロフラン(THP) 100 mlに、室温にて溶解し、その後水冷した。更に、830 mg(4ミリモル)のジクロロヘキシルカルポジイミド(DCC)のTHP 溶液を徐々に加え、このまま約20分間撹拌を続けた。次に、292mg(4ミリモル)のプチルアミンのTTP溶液を滴下した後室温に戻し、更に3時間撹拌した。

【0025】この反応液の不溶物をひだおり濾紙により 濾過し、減圧下濃縮後、ヘキサン:酢酸エチル:半酸= 300:100:1 本用いるシリカゲルカラムに上り熱剤した これから、熱ヘキサンを用いて再結晶しN-プチル-3- ニトロ-2,4,6- トリヒドロペンズアミド(被験化合物A1)を得た。収率は65%であり、物性データは、標準物質のものと一致した。

【0026】工程(2) において使用したプチルアミンに代えて、各種アミンを各4 ミリモルを使用した他は、工程(1),(2) と同様にして、それぞれ対応するアルキル基を有する、第1表~第3表に示すA2以下の化合物を製造した。

10 【0027】 生物検定法

本発明の抗炎症剤の効果を確認するために、以下に示す 生物検定法を行った。

【0028】 (1) プロスタグランジン生合成阻害効果本発明の抗炎症剤のプロスタグランジン生合成阻害効果について、次のようなウサギの腎臓から得た酵素・シクロオキシゲナーゼに対する阻害活性について生物検定法を行った。

【0029】 [酵素の精製] ウサギ (White Rabit) を 解剖して腎臓を摘出する。腎臓の表皮、脂肪を取り除 20 き、約3等分に輪ぎりする。輪ぎりにした腎臓を、適量 のリン酸緩衝液 (0.1M、pH=7.5) (以下、緩衝液1と 記す)に浸漬して洗浄する。この後、腎臓の表皮を取り 除き、内側の脂肪を取り除き、髄質のみにする。該髄質 を還元型グルタチオンを 1mlを含むリン酸緩衝液 (0.1 M.pH =7.5) (以下、緩衝液2と記す) に懸濁し、テフ ロングラスホモジナイザーで粉砕する。この粉砕物を、 9000xg、15分、 4℃で遠心し、氷冷下で二重にしたガー ゼで濾過して固形物を除去する。次いで、濾液を100000 xg、1時間超遠心する。上清を沈殿が舞い上がらないよ 30 うにして捨て、沈殿を緩衝液2で洗浄する。この後、沈 殿を、最初に用いた腎臓髄質とほぼ同量の緩衝液2で懸 濁する。この懸濁液をガラスホモジナイザーに移し、数 回ピストン運動させて均一にホモジナイズする。このよ うにして得た懸濁液を、プロスタグランジン生合成酵素 波として、以下の生物検定に使用する。なお、この酵素 **欲は、少量(約 500 µ l)ずつ分注し、ドライアイスー** アセトンで瞬間的に凍結させた後、-80 ℃で保存し、使 用時に適宜氷上で解凍して使用した (U. Sankawa et al. Plostaglandins, 24, 21(1982)).

② 【0030】 [生物検定]まず、下配に示すような検定 溶液を、後述する生物検定の直前に作成した。

[0031]

10ml ヘモグロピン	$5\mu 1$
40ml トリプトファン	50 μ 1
80歳 還元型グルタチオン	10μ1
0.5ml リン酸級衡液 (pB7.5)	40 μ 1
精製水	63 μ l
語宗被	20 µ 1
# 1	188 u 1

300:100:1 を用いるシリカゲルカラムにより精製した。 50 前記検定溶液に、適当な濃度の被験化合物のDMSO溶液 2

 μ $\dot{1}$ 及び1.35 μ Clの放射活性を有するアラキドン酸のエタノール溶液 $10\,\mu$ $\dot{1}$ を加えて、全量 $200\,\mu$ $\dot{1}$ 、の反応溶液を調製した。この反応溶液を、37 $^{\circ}$ の級とう培養器で20分間反応させた。

【0032】この後、反応溶液に1 N塩酸 50μ 1を添加して反応を停止させ、ジエチルエーテル 250μ 1を加えた。次いで、この溶液を、2000 rpm、5 分間遠心分離し、この上清 50μ 1を蒋層クロマトグラフ上で下記条件において展開した。

【0033】薄層クロマトグラフの展開条件

蒂層 (TLC): Wattman EPTLC 10×10cm, 0.2 mm, 厚さ (No. 4805-411)

溶 棋:トリクロロメタン:メタノール:酢酸=108:6: 6

展開後、薄層をイメージ・アナライザー (富士写真フィ*

*ルム製) BA100のイメージング・プレートで終夜露光した。この後、電光した薄層を、 BA100システム (富士写真フィルム製) で放射活性の測定を行った。

8

【0034】この際に、被験化合物を含む検定区のアラキドン酸からの変換物であるプロスタグランジン E. (PGB:) 個分の放射活性値を、無処理区の PGE: 個分の放射活性値の百分率、すなわち無処理区に対する変換率を、プロスタグランジン生合成阻害活性とした。なお、ポジティブ・コントロールとしては、インドメタシン10 (IC50は、0.75μ)である)を用いた。

【0035】上記説明した如く、各種被験化合物および インドメタシンについて、化合物濃度が10°M および1 0°M の場合について生物検定を行い、プロスタグラン ジン生合成限害活性値を求めた結果を第1表に示す。

[0036]

第1表

X=NO₂ の場合

被験化合物	プロスタグランジン生合成阻害活性値(%) 被験化合物の適度				
	R	10 ⁻⁵ N	10-0 N		
A 4	プチル	49.5	76. 5		
A 6	ヘキシル	33.7	66.2		
A 8	オクチル	26.4	71.1		
A11	ウンデシル	44.1	68.7		
A 1 3	トリデシル	53.9	65.7		
P 1	フェニル	31.2	85. 1		
P 2	オルトクロロフェニル	39.5			
P 4	パラクロロフェニル	23.7			
P 1 2	フェニルプチル	24.8			
インドメタ	シン	_	31.6		

上配第1表から明らかなように、各種被験化合物は、 10-5~10-6Mの範囲内で、シクロオキシゲナーゼによる プロスタグランジン生合成の阻害活性を有することが確 認された。

【0037】次に、無傷細胞内のシクロオキシゲナーゼ に対するプロスタグランジン生合成阻害活性について、 次のようにして生物検定を行った。

【0038】1. ヒト骨髄性白血病細胞IL60株の分化誘導

10°8 Mレチノイン酸 (シグマ社製) 及び10重量%ウシ胎児血清を含有する培地 (RPMI1640, 日水製薬 (株))で、ヒト骨髄性白血病細胞皿60株 (癌研究振興財団より入手)を、2×10° 個/mlになるように細胞数を開節して、5日間、37℃、5%二酸化炭素の条件下で培養した。レチノイン酸で分化誘導させた皿60株は、シクロオキゲナーゼ活性が上昇することが判っている (Biochimica et alBiobysica Acta 877(1986)p. 423 ~432)。

【0039】2. 活性の測定

上述のように培養した細胞を遠心分離により回収し、Ha 50 トを BA100システムにより、放射能分布を調べた。

nks 平衡塩液で2回洗浄し、緩衝液(50mMトリス塩酸(pE7.5)、0.14M NaCl、2 mMCaCl:)に 1×10 個/200 μ l となるように浮遊させた。

【0040】この細胞溶液に、 1mMの被験化合物 P12 (一般式 (I)において、X=NO₂ 、R=フェニルブチル)のDMSO溶液 1 μ 1 を加えた。

【0041】さらに、該網胞溶液に、カルシウムイオノフォア(シグマ社製)を10μM、【1・C】アラキドン酸(5 40 0μCi/ml, アマシャム社製)を 4μM になるように加え、37℃で5分間反応させた。この後、反応停止液(ジエチルエーテル/メタノール/0.2Mクエン酸=30/4/1, -20 ℃)300 μ1を加え、15秒間撹拌した。次いで、この溶液を、12000 ×g で数分間遠心し、その有機層を、等層としてシリカゲンル60F 254, メルク社製)、展開液として、クロロホルム/メタノール/酢酸/水=90/8/1/0.8を用いて薄層クロマトグラフにかけた。この薄層を乾燥した後、イメージ・アナライザー BA100のイメージング・プレートに密着し、そのイメージング・プレートに密着し、そのイメージング・プレートに密着し、そのイメージング・プレートに密着し、そのイメージング・プレートに密着し、そのイメージング・プレートに発着し、そのイメージング・プレートに密着し、そのイメージング・プレートに変換したを、1000では、1000

【0042】なお、コントロールとして、被験化合物 P 12を加えていないもの、ポジティブ・コントロールとし て、被験化合物 P12に代えて、 100μMインドメタシン (和光純薬社製) を加えて、上述の如く、生物検定を行 った。

【0043】このようにして得られた薄層上の放射能分 布において、コントロールでは、プロスタグランジン B 3 のスポットが見られたが、被験化合物 P12を加えたも の) 及びポジティブ・コントロールでは、プロスタグラ ンジン Ez のスポットは消失していた。このことから、 被験化合物 P12は、インドメタシンと同様に、細胞内の シクロオキシケナーゼに対するプロスタグランジン生合 成阻害活性を有することが確認された。

【0044】(2)ロイコトリエン生合成阻害効果 本発明の抗炎症剤のロイコトリエン生合成阻害効果につ いて、次のような生物検定法を行った。

【0045】ここで、ロイコトリエン類生合成の初発酵 素であるヒト5-リポキシゲナーゼの阻害活性を被験化合 物のロイコトリエン類生合成阻害活性の指標とした。ヒ ゼによるアラキドン酸の酸化により産出された5-HPETE を5-IETEに変換して測定し、被験化合物が5-HETE産出を 阻害する割合を求めることにより判定した。

【0046】【酵素の精製】野口らにより得られたヒト 5-リポキシゲナーゼ産生大腸菌(特開平第2-219570号) を、以下に説明する如く、培養し、これを粗精製して実 験に必要なヒト5-リポキシゲナーゼを得た。1. ヒト5-リポキシゲナーゼ産生大脇窗 (茵株MV1184/ph5LOKC; 数 生物寄託番号FERMP-10250)を、以下の如く前培養した。 すなわち、1 mlあたり100 mgのアンピシリンを加えた下 30 記に示すLB培地120 mlに、ヒト5-リポキシゲナーゼ産生 大腸菌を白金耳で小量接種して、約30℃で12時間培養し た。

【0047】LB培地

パクトトリプトン 10 g /1

(Bacto tryptone:DIPCO社製)

酵母エキス

5 g /1

塩化ナトリウム

5 g / 1

2. 前培養したヒト5-リポキシゲナーゼ産生大腸菌を、 下記に示すTYSG培地にて、以下のように本培養した。す 40 2 ml EDTA なわち、3リットル容量のひだつき三角フラスコ2本に TYSG培地各500 回を入れ、これに工程1で前培養したヒ ト5-リポキシゲナーゼ産生大腸菌培養液5 mlずつ移植 し、22℃で10時間培養した。

【0048】TYSG培地

パクトトリプトン 10 g / l

酵母エキス

5 g / 1

塩化ナトリウム 20 g / 1

グリセロール

20 ml/1

pH = 7.8

3.5-リポキシゲナーゼを誘導するために、工程2で本 培養して培養液に 1M イソプロピル-b-D- ジチオガラク トピラノサイド (IPTG) を120 ml ずつ添加して、更に22 でで14時間培養した。4. 工程3で得た培養液を、60 00rpm で6分間遠心分離にかけて集菌した。得られた菌 体の重量は、約15g であった。5. 工程4で得られた簡 体を、下記のIP-1段衝液150 mlに整器して-70 ℃で保存 した。

10

【0049】 KP-1 級衝液

10 50回リン酸カリウム級衝液 (pH-7.1)

100歳 塩化ナトリウム

2ml エチレンジアミン四酢酸 (EDTA)

6. 工程5の保存液を溶解した後に、保存液1回あたり ジチオストレイトール (DOT)0.3 転, フッ化フェニルメ チルスルホニル (PMSF)0.5mMを加え、その後、この溶液 1 ■1あたり50㎏のリゾチームを加え、さらに氷中に1時 間放置して菌を完全に溶解させた。

【0050】以下の操作は、酵素の失活をさけるため に、すべて氷冷または約4℃で行った。

- ト5-リポキシゲナーゼの阻害活性は、5-リポキシゲナー 20 7. 工程6で得た溶液を超音波で処理し、菌を完全に破 砕した。この超音波処理は、1分間間隔で1分間行い、 同様の操作を5回行った。
 - 8. 工程7で得た溶液を、6500rpm で20分間遠心し、そ の上清を分取した。分取した上清は、よく氷冷したメス シリンダで液量を測定して、上清1リットルあたりよく 粉砕した確安 (30%確安) 176 g を加え撹拌した。確安 が完全に溶解しても約1時間撹拌を続けた。このとき に、2N水酸化ナトリウム溶液でpHを7~7.5の範囲内に 維持した。
 - 9. 工程 8 で得た溶液を6500 rpm で20分間遠心し、その 上清を分取した。分取した上清を、上清1リットルあた りよく粉砕した硫安 (60%硫安) 198 g を加えることを 除き、工程7と同様に処理した。次に、処理した溶液を 6500rpm で20分間遠心し、その沈殿 (30%-60%硫安画 分)を得た。
 - 10. 工程9で得た沈殿を下記に示すTES 緩衝液40mlに 溶解し、透析して粗酵素溶液を得た。

【0051】TES 機衝液

50mm トリス (pH= 8.0)

1 mil DDT

20%(v/v) グリセロール

11. 工程9で得た粗酵素溶液を適量ごとに分注して-7 0 ℃で保存し、適宜解凍して使用した。

【0052】 [生物検定] 得られた粗酵素溶液を用い、 以下に示す方法で生物検定を行った。

1. アッセイ溶液を、以下に示す如く調製した。まず、 0.1Mトリス (pH8.0)、10m域化カルシウム、10mm ATP、 5ml 還元型グルタチオンからなる緩衝被20μ1に、水58

50 μ1、ヒト5-リポキシゲナーゼの酵素被10μ1、被験化

合物のジメチルスルホキシド溶液10μ1を加えて混合し、30℃で5分間静暖した。

【0053】なお、ここで緩衝液に塩化カルシウム及び ATPを用いるのは、両者が、ヒト5-リポキシゲナーゼの 活性化因子だからである。また、還元型グルタチオンを 添加するのは、ヒト5-リポキシゲナーゼによりアラキドン酸から産出された5-IPETBを、優先的に5-IETBに変換させるためである。

- 2. 工程1で得たアッセイ溶液に50mlアラキドン酸 2μ 1を添加して30℃で10分間静置した。
- 4. 工程3で得た溶液を10000rpmで10分間遠心分離して上清を分取した。
- 5. 工程3で分取した上清100 μ1を、以下の分析条件 で高速液体クロマトグラフにより分析した。

[0054] カラム: Capcell Pak Cia

(直径 4.6㎜、長さ150 ㎜)

溶 媒:メタノール:水:酢酸=75:25:0.01

流 速:1.2 叫/分

カラム温度:38℃

検出器:UV 233mm (吸光度)

6. 工程5で得た分析結果から、以下に示す如く阻害活性を判定した。すなわち、5-EUTBのピーク面積を内部標準 (13-ヒドロキシーリノレン酸) を基準として求め、

12

10 被験化合物を含まない無処理区での5-EETEのピーク面積 に対する処理区のピーク面積を百分率で表して阻害活性 とした。なお、ポジティブ・コントロールとしては、カ フェイン酸(ICsoは、約10°1M である)を用いた。

【0055】上配説明した如くに各種被験化合物について生物検定を行い、ヒトラリポキシゲナーゼ酵素活性の50%阻害濃度を求めた結果を第2表~第3表に示す。

[0056]

第2表

	<i>7</i> 1-22	
$\mathbf{X} = \mathbf{N}$	IOz の場合	
被験化合	·物 R	ロイコトリエン類生合成
		50%阻害濃度(μN)
A 1	メチル	5889
A 2	エチル	2957
A 3	プロピル	
A 4	プチル	2636
A 5	ペンチル	
A 6	ヘキシル	400
A 7	ヘプチル	181
A 8	オクチル	160
A 9	ノニル	
A 1 0	デシル	
A11	ウンデシル	200
A 1 3	トリデシル	433
A 1 8	オクタデシル	1625
A 6 ´	シクロヘキシル	
5 1	N-エチルプチル	1900
5 2	N-メチルプチル	7060
101	フェニル	1000
102	2-クロロフェニル	1400
103	3-クロロフェニル	450
104	4-クロロフェニル	300
105	3,5-ジクロロフェニル	190
106	4-プロモフェニル	
107	ベンジル	1750
108	フェネチル	460
109	R- (α) ーフェネチル	
110	S- (α) -フェネチル	
111	フェニルプロピル	60
112	フェニルプチル	3 5

	(8) _			特開平4-217916
13			14	
113	N-メチル- フェニル	9240		
114	3,4-ジクロロフェニル	130		
115	2,3-ジクロロフェニル	150		
116	2,4-ジクロロフェニル			
117	4-トリフルオロメチルフェニル	106		
118	4-イソプロピルフェニル			
119	4-ジメチルアミノフェニル			
201	フェノキシエチル			
202	4-クロルフェノキシエチル			
203	2-フルオロフェニル	4466		
204	3-フルオロフェニル	1217		
205	4-フルオロフェニル	513		
206	3-メトキシフェニル			
207	3, 4-ジメトキシフェニル			
208	2-トリフルオロメチルフェニル	200		
209	3-トリフルオロメチルフェニル	369		
210	4-エチルフェニル			
211	4-(n)-プロピルフェニル			
212	2-メチルフェニル			
213	3-メチルフェニル			
214	4-メチルフェニル			
215	2-メトキシフェニル			
216	4-メトキシフェニル			
121	フェノキシプチル	270		
122	フェノキシヘキシル	160		
124	フェノキシオクチル	50		
125	フェノキシデシル			
126	フェノキシフェノキシエチル			
127	フェノキシベンチル	40		
217	フェノキシフェニル			
218	4-クロロフェノキシフェニル			
219	2,4-ジクロロフェノキシフェニル	L		
220	2,4,6-トリクロロフェノキシフェニ	ニル		
•	第3表			
X = Hc	の場合			
被數化	合物 R ロイコ	1トリエン類生合成		
	50%	6阻害濃度(μⅡ)		

[0057]

【発明の効果】以上説明した如くに、本発明の抗炎症剤 によれば、高いプロスタグランジン類及びロイコトリエ ン類生合成阻害効果を有する。従って、プロスタグラン

ヘキシル

デシル

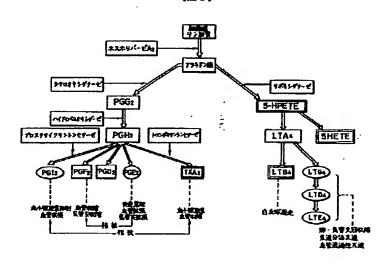
ジン額及びロイコトリエン類の増加に起因する炎症及び その他の疾病に対する治療効果を奏するものである。

【図面の簡単な説明】

700 200

【図1】アラキドン酸カスケードを示す説明図。

図1]



フロントページの続き

(51) Int. Ci.	5	識別記号	庁内整理番号	FΙ	技術表示箇所
A 6 1 K	31/165	ACS	8413-4C		
		ACV	8413-4C		
		ADZ	8413-4C		
		AED	8413-4C		
C07C	235/58		7106-4H		
	235/60		7106-4H		
	235/62		7106-4H		
	235/64		7106-4H		
C12N	9/99		7823-4B		
(72)発明者	古野 雅弘			(72)発明者	柴垣 真
	神奈川県横浜	市緑区梅が丘	6番地2 日本		神奈川県横浜市緑区梅が丘6番地2 日本
	たばこ産業株	式会社生命科	学研究所内		たばこ産業株式会社生命科学研究所内
(72)発明者	松本 隆志			(72)発明者	野間 正名
	神奈川県横浜	市緑区梅が丘	6番地2 日本		神奈川県横浜市緑区梅が丘6番地2 日本
	たばこ産業株	式会社生命科	学研究所内		たばこ産業株式会社生命科学研究所内
				(72)発明者	吉田 茂男
					東京都練馬区貫井3の28の15
				(72)発明者	米山 弘一
					栃木県宇都宮市陽南4の10の5 515号

This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

☐ BLACK BORDERS
☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
FADED TEXT OR DRAWING
BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
☐ SKEWED/SLANTED IMAGES
☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
☐ GRAY SCALE DOCUMENTS
LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY
□ OTHER:

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.